17.07.98

# 日本国特許

PATENT OFFICE
JAPANESE GOVERNMENT

سفس		17.07.0	
力	REC'D	3 1 JUL	1998
	WIPO		PCT

別紙添付の書類に記載されている事項は下記の出願書類に記載されている事項と同一であることを証明する。

This is to certify that the annexed is a true copy of the following application as filed with this Office.

出願年月日 Date of Application:

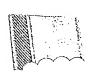
1997年 6月27日

出 願 番 号 Application Number:

平成 9年特許顯第171440号

出 類 人 Applicant (s):

小野菜品工業株式会社



# PRIORITY DOCUMENT

SUBMITTED OR TRANSMITTED IN COMPLIANCE WITH RULE 17.1(a) OR (b)

1998年 7月 3日

特 許 庁 長 官 Commissioner, Patent Office 保佑山建調

出証番号 出証特平10-3053004

# 特平 9-171440

【書類名】

特許願

【整理番号】

ONP2352

【提出日】

平成 9年 6月27日

【あて先】

特許庁長官 荒井 寿光 殿

【国際特許分類】

C12N 15/00

C07K 14/705

C07K 16/28

C12Q 1/00

【発明の名称】

新規なレポーター遺伝子DNAを含むプラスミドDNA

およびそのプラスミドDNAを用いた細胞核内受容体の

リガンドの検出方法

【請求項の数】

23

【発明者】

【住所又は居所】

大阪府三島郡島本町桜井3-1-1 小野薬品工業株式

会社 水無瀬総合研究所内

【氏名】

萩谷 洋

【発明者】

【住所又は居所】

大阪府三島郡島本町桜井3-1-1 小野薬品工業株式

会社 水無瀬総合研究所内

【氏名】

南 真志

【発明者】

【住所又は居所】

大阪府三島郡島本町桜井3-1-1 小野薬品工業株式

会社 水無瀬総合研究所内

【氏名】

田嶋 久男

【特許出願人】

【識別番号】

000185983

【郵便番号】

541

【住所又は居所】

大阪府大阪市中央区道修町2丁目1番5号

【氏名又は名称】

小野薬品工業株式会社

【代表者】

上野 利雄

【代理人】

【識別番号】

100081086

【郵便番号】

103

【住所又は居所】

東京都中央区日本橋人形町2丁目2番6号 堀口第2ビ

ル7階 大家特許事務所

【弁理士】

【氏名又は名称】

大家 邦久

【電話番号】

03(3669)7714

【代理人】

【識別番号】

100088719

【郵便番号】

103

【住所又は居所】

東京都中央区日本橋人形町2丁目2番6号 堀口第2ビ

ル7階 大家特許事務所

【弁理士】

【氏名又は名称】

千葉 博史

【電話番号】

03(3669)7714

【手数料の表示】

【予納台帳番号】

043731

【納付金額】

21,000円

【提出物件の目録】

【物件名】

明細書 1

【物件名】

図面 1

【物件名】

要約書 1

【プルーフの要否】

要

#### 特平 9-171440

#### 【書類名】 明細書

【発明の名称】 新規なレポーター遺伝子DNAを含むプラスミドDNAおよび そのプラスミドDNAを用いた細胞核内受容体のリガンドの検出方法

#### 【特許請求の範囲】

【請求項1】 Gal4蛋白の応答配列の下流に、プロモーター、さらにFas抗原の膜貫通領域と機能発現領域を含むアミノ酸配列をコードするDNAを含むプラスミドDNA。

【請求項2】 Fas抗原の膜貫通領域と機能発現領域を含むアミノ酸配列が、マウスFas抗原の136番目から305番目までのアミノ酸配列であるか、またはヒトFas抗原の145番目から319番目までのアミノ酸配列である請求項1記載のプラスミドDNA。

【請求項3】 Fas抗原の膜貫通領域と機能発現領域を含むアミノ酸配列のN末端に、Fas抗原のシグナルペプチド領域を含むアミノ酸配列を結合させた請求項1または2記載のプラスミドDNA。

【請求項4】 Fas抗原のシグナルペプチド領域を含むアミノ酸配列が、マウスFas抗原の-21番目から14番目までのアミノ酸配列であるか、またはヒトFas抗原の-16番目から23番目までのアミノ酸配列である請求項3記載のプラスミドDNA。

【請求項5】 請求項1記載のプラスミドDNAとエフェクター蛋白をコードするDNAの両DNAで形質転換された形質転換体。

【請求項6】 エフェクター蛋白がGal4蛋白のDNA結合領域を含むアミノ酸配列のC端末に、細胞核内受容体のリガンド結合領域を含むアミノ酸配列を結合させた融合蛋白である請求項5記載の形質転換体。

【請求項7】 細胞核内受容体がステロイド受容体である請求項6記載の形質転換体。

【請求項8】 細胞核内受容体が P P A R α 受容体である請求項 6 記載の形質転換体。

【請求項9】 細胞核内受容体のリガンド結合領域を含むアミノ酸配列がヒトPPARα受容体の178番目から467番目までのアミノ酸配列、またはマ



ウス P P A R α 受容体の 1 6 7番目から 4 6 8番目までである請求項 8 記載の形質転換体。

【請求項10】 細胞核内受容体がPPARδ受容体である請求項6記載の 形質転換体。

【請求項11】 細胞核内受容体のリガンド結合領域を含むアミノ酸配列が ヒトPPARδ受容体の139番目から441番目までのアミノ酸配列、または マウスPPARδ受容体の138番目から440番目までである請求項10記載 の形質転換体。

【請求項12】 細胞核内受容体がPPARγ受容体である請求項6記載の 形質転換体。

【請求項13】 細胞核内受容体のリガンド結合領域を含むアミノ酸配列が ヒトPPAR γ 1 受容体の176番目から478番目までのアミノ酸配列、マウスPPAR γ 1 受容体の174番目から475番目までのアミノ酸配列、ヒトPPAR γ 2 受容体の204番目から506番目までのアミノ酸配列、またはマウスPPAR γ 2 受容体の204番目から505番目までである請求項12記載の形質転換体。

【請求項14】 細胞核内受容体がレチノイドX受容体である請求項6記載の形質転換体。

【請求項15】 細胞核内受容体のリガンド結合領域を含むアミノ酸配列が、ヒトレチノイドX受容体 $\alpha$ の225番目から462番目までのアミノ酸配列、ヒトレチノイドX受容体 $\beta$ の297番目から526番目までのアミノ酸配列、マウスレチノイドX受容体 $\alpha$ の230番目から467番目までのアミノ酸配列、マウスレチノイドX受容体 $\beta$ の171番目から410番目までのアミノ酸配列、またはマウスレチノイドX受容体 $\gamma$ の229番目から463番目までのアミノ酸配列である請求項14記載の形質転換体。

【請求項16】 細胞核内受容体がレチノイン酸受容体である請求項6記載の形質転換体。

【請求項17】 細胞核内受容体のリガンド結合領域を含むアミノ酸配列が 、ヒトレチノイン酸受容体αの198番目から462番目までのアミノ酸配列、

2

ヒトレチノイン酸受容体βの191番目から448番目までのアミノ酸配列、ヒトレチノイン酸受容体γの200番目から454番目までのアミノ酸配列、マウスレチノイン酸受容体αの198番目から462番目までのアミノ酸配列、マウスレチノイン酸受容体βの190番目から448番目までのアミノ酸配列、またはマウスレチノイン酸受容体γの200番目から458番目までのアミノ酸配列である請求項16記載の形質転換体。

【請求項18】 細胞核内受容体がビタミンD3受容体である請求項6記載の形質転換体。

【請求項19】 細胞核内受容体が甲状腺ホルモン受容体である請求項6記載の形質転換体。

【請求項20】 請求項1乃至4のいずれかに記載のプラスミドDNAとエフェクター蛋白をコードするDNAを有効成分として含有するガンまたは自己免疫疾患の治療剤。

【請求項21】 請求項5乃至19のいずれかに記載された形質転換体を形質転換するためのDNAを有効成分として含有するガンまたは自己免疫疾患の治療剤。

【請求項22】 請求項5乃至19のいずれかに記載された形質転換体を用いることを特徴とする細胞核内受容体に対するアゴニストまたはアンタゴニストのスクリーニング方法。

【請求項23】 請求項5乃至19のいずれかに記載された形質転換体が、 マウス繊維芽細胞L929またはヒトガン細胞HeLaであることを特徴とする 、PPARα受容体またはPPARγ受容体に対するアゴニストまたはアンタゴ ニストのスクリーニング方法。

#### 【発明の詳細な説明】

[0001]

【発明の属する技術分野】

本発明は、(i)新規なレポーター遺伝子DNAを含むプラスミドDNA、

(ii) 前記プラスミドDNAと公知のエフェクター蛋白をコードするDNAで形質転換された形質転換体、(iii)前記両DNAを有効成分として含有するガンま

たは自己免疫疾患の治療剤、および(iv)前記形質転換体を用いる細胞核内受容体のリガンドの検出方法に関する。

さらに詳しくは、(i)新規なレポーター遺伝子、すなわち酵母の基本転写因子であるGal4蛋白の応答配列(以下、UASと略記する。)を複数回繰り返したエンハンサーエレメント下流に、必要最小限のプロモーター、さらに遺伝子発現効果を検出するためにFas抗原の膜質通領域と機能発現領域を含むアミノ酸配列をコードするDNAを含むプラスミドDNA、(ii)前記プラスミドDNAと公知のエフェクター蛋白、すなわちGal4蛋白のDNA結合領域を含むアミノ酸配列のC端末に、細胞核内受容体のリガンド結合領域を含むアミノ酸配列を結合させた融合蛋白をコードするDNAの2つで形質転換された形質転換体、(iii)前記両DNAを有効成分として含有するガンまたは自己免疫疾患の治療剤、および(iv)前記形質転換体を用いる細胞核内受容体のリガンドの検出方法

[0002]

#### 【発明の背景】

に関する。

最近、サイトカインやホルモンに代表される、重要な生理活性を有する液性因子の受容体が遺伝子操作によって解明され、多くの受容体が単離、同定されてきた。それらの中には、例えば、細胞核内受容体と総称される脂溶性ホルモンの受容体がある。種々の細胞核内受容体のアミノ酸配列を解析した結果、それらは共通の基本構造を有するリガンド依存性の転写因子であり、ひとつの遺伝子ファミリーを形成することが明らかとなった。すなわち、グルココルチコイド受容体、プロゲステロン受容体、ミネラルコルチコイド受容体、アンドロジェン受容体、エストロジェン受容体などのステロイド受容体、レチノイドX受容体、レチノイン酸受容体等のレチノイド受容体、さらにペルオキシソーム増殖薬活性化受容体、ビタミンD3受容体や甲状腺ホルモン受容体からなるファミリーである。これらの受容体については、リガンド結合部位、標的DNAの配列を認識する部位などの機能領域が明確に分離していることがわかっており [Science, 240, 889(1988)参照]、その相同性から単離はされたが、リガンドが依然として不明である受容体も存在する。

#### [0003]

最近、脂肪細胞分化マーカー遺伝子の発現誘導にかかわる転写因子の研究において、核内受容体であるペルオキシソーム増殖薬活性化受容体(以下、PPAR 受容体と略記する。)が注目されている。PPAR受容体は、さまざまな動物種からcDNAがクローニングされ、複数のアイソフォーム遺伝子が見出され、哺乳類では $\alpha$ 、 $\delta$ 、 $\gamma$ の3種類が知られている。さらに、 $\gamma$ 型は脂肪組織、免疫細胞、副腎、脾臓、小腸で、 $\alpha$ 型は肝臓、網膜で発現し、 $\delta$ 型は組織特異性が見られず普遍的に発現していることも知られている。

#### [0004]

一方、Fas抗原は、プログラムされた細胞死(アポトーシス)に関与することが明確に示された膜蛋白である。ヨネハラ(Yonehara)等は、ヒト細胞表面抗原に対するモノクローナル抗体を作製し、種々のヒト細胞に対し致死活性を示す抗Fas抗体を得た[J. Exp. Med., 169, 1747(1989)参照]。抗Fas抗体の認識する細胞表面分子のcDNAが単離され、ヒトFas抗原の構造が決定された[Cell, 66, 233(1991)参照]。Fas抗原は335個のアミノ酸からなり、N末端側16個のアミノ酸はシグナルペプチドと推定されている。分子の中央には疎水性アミノ酸17個よりなる膜貫通領域が存在し、N末端側157個のアミノ酸が細胞外領域、C末端側145個のアミノ酸が細胞質領域と考えられる。

#### [0005]

Fas抗原の構造は、ガン壊死因子(TNF)の受容体と類似しているため、Fas抗体によるアポトーシスはTNFの作用と類似したメカニズムで起こるものと推定されている。Fas抗原の機能領域も次第に明らかにされ、アポトーシスのシグナル伝達に必須の領域(機能発現領域)は175番目から304番目までのアミノ酸配列部分であることがわかっている [J. Biol. Chem., 268, 10932 (1993)参照]。さらに、マウスのFas抗原についても、そのアミノ酸配列が明らかになっており [J. Immunology, 148, 1274(1992)参照]、ヒトのFas抗原に対して全体として49.3%のホモロジーを有している。また機能発現領域は、ヒトFas抗原の該領域に相当する、166番目から291番目までのアミノ酸配列であると考えられている。



# 【従来の技術およびその課題】

受容体はリガンド結合領域とシグナル伝達領域を有している。リガンド結合領域にリガンドが結合すると、シグナル伝達領域の立体構造が変化し、シグナルが別の蛋白やDNAに伝達される。

最近、ある受容体のリガンド結合領域と、異種の蛋白質のシグナル伝達領域と を結合した融合蛋白におけるシグナル伝達に関する研究が盛んに行なわれている

例えば、ステロイド受容体のひとつであるエストロジェン受容体のリガンド (すなわち、エストロジェン) 結合領域とヒトガン遺伝子 c - M y c のシグナル 伝達領域との融合蛋白をコードする遺伝子で形質転換された細胞は、エストロジェンの刺激によって細胞がガン化し、異常増殖することが判明した [Nature, 340,66(1989)参照]。

#### [0007]

同様の実験が、グルココルチコイド、ミネラルコルチコイド、エストロジェンの各受容体のリガンド結合領域とE1A(アデノウイルス)、c-Fos、v-Myb、C/EBP、v-Rel、GATA-1,2,3、GAL4-VP16、Rev(HIV)、c-Ablの各蛋白質の機能発現領域との融合蛋白において行なわれており[Cell,54,1073(1988)、Proc. Natl. Acad. Sci. USA,88,5114(1991)、EMBO J.,10,3713(1991)、Science,251,288(1991)、EMBO J.,11、4641(1992)、Genes Dev.(in press)、Proc. Natl. Acad. Sci. USA,90,1657(1993)、ibid.,87,7787(1990)、EMBO J.,12,2809(1993)参照]、いずれも核内受容体に対応するリガンドが結合されることによってシグナルが伝達されることが確認されている。

#### [0008]

垣塚らは、前記した融合蛋白をガン治療に応用する目的でシグナル伝達蛋白としてFas抗原を用いる方法を報告している(特開平7-316200号参照)。この方法は、機能発現領域だけでなく膜貫通領域も含めた136番目から305番目までのアミノ酸配列部分を、細胞核内受容体のリガンド結合領域と融合させるもの

である。その結果、核内受容体リガンド結合領域のアミノ酸配列に相互作用する リガンドが有効に検出できる。

[0009]

一方、エヴァンス(R. M. Evans)らはGal4応答配列下流に基質を化学発光または可視色素の産物に変換するか、または置換基を導入する酵素(例えば、ルシフェラーゼ、βーガラクトシダーゼ、分泌型アルカリホスファターゼまたはクロラムフェニコールアセチル転移酵素等)を用いたレポーターと、Gal4のDNA結合ドメインとPPAR受容体リガンド結合領域とを融合した蛋白を細胞内に導入するレポーターアッセイの方法を報告している(PCT国際出願国際公開9640128号参照)。また、外来性のPPAR受容体蛋白を発現させ、または内在性のPPAR受容体蛋白と、上記のレポーター、ただしこの場合はPPAR受容体応答配列(以下、PPREと略記する。)下流に上記の酵素を用いたレポーターを導入するアッセイの方法が報告されている(Cell,83,803(1995)参照)。これらのアッセイ系は、細胞核内受容体の転写因子としての機能を評価できる検出系である。

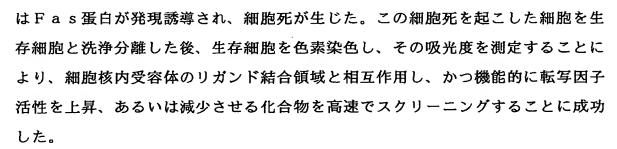
しかし、これらの方法は、活性検出に時間を要し、リガンドや被験化合物の効果を高速スクリーニングすることが困難である。かつ、細胞内にDNAを導入する際に一過性導入であるため実験間の安定性に難があり、比較しにくいという問題がある。

[0010]

#### 【課題を解決する手段】

本発明者らは、細胞核内受容体のリガンドに結合する化合物を高速スクリーニングする目的で検討を重ねた結果、Fas蛋白を発現させるレポーターアッセイを用いることにより、目的を達成することを見出した。

すなわち、Fas構造蛋白の機能領域を用いたレポーターとGal4のDNA結合領域と核内受容体(特に、PPAR受容体)リガンド結合領域とを融合した蛋白をコードするDNAを含む発現ベクターをマウス繊維芽細胞L929細胞内に安定導入した。核内受容体のリガンド結合領域のアミノ酸配列にリガンドや化合物が結合しない状態では細胞が増殖するが、リガンドや化合物が結合した場合



[0011]

# 【従来技術との比較】

本発明の高速スクリーニング方法は、これまでまったく知られていない新規な 方法である。

本発明の方法は、レポーターとしてFas構造蛋白機能領域を用い、Fas蛋白を発現させ細胞死を起こさせて測定するものであって、レポーターとして化学発光(特に、ルシフェラーゼ)または可視色素を生む酵素(特に、βーガラクトシダーゼ)を用い、酵素の発現量(酵素活性)を測定するエヴァンス(R. M. Evans)らの方法とは全く異なるものである。

#### [0012]

標準的な実験方法における比較においては、エヴァンス(R. M. Evans)らの方法では第1日目に細胞にDNAを導入し、血清刺激を行った後、必要に応じて再播種し、46~48時間後(第3日目)に被験化合物を加え、その24時間後(最終日)にルシフェラーゼ活性を測定する最短4日のスケジュールである。また、細胞内にDNAを導入する際の一過性導入では実験間の安定性や比較が問題になる。各測定を標準化するために別の酵素をコードするDNAを含む発現ベクターを共導入する場合もあるが操作は繁雑になる。さらに、ルシフェラーゼを用いる方法は個々の値の振れが大きいため数多い例数が必要である(通常n数を3~4要す。)。あるいは同時に導入した内標遺伝子(βーガラクトシターゼ等)で標準化する必要がある。

#### [0013]

一方、本発明では細胞が準備されていれば、第1日目に被験化合物を加え、翌日の後半(36時間後)には細胞を色素染色によって測定できる最短2日のスケジュールである。また、L929細胞(同一クローン)を使用するため実験間の

比較が容易である。さらに、Fas蛋白を用いる方法は個々の値の振れが小さいため数多い例数が必要とならない(通常n数を $1\sim2$ 要す。)。

[0014]

すなわち、本発明の方法によれば、細胞核内受容体の機能を変化させうるリガンドや化合物の高速評価が可能であり、操作自体が簡便である。また、個々の値の振れが小さく、実験間の比較ができ、非常に安定している。以上のことは、特に多検体高速評価において威力を発揮する。さらに実際汎用されている自動測定器(ロボット)では必ず吸光度測定器が付属されているので、ロボット対応型の化合物評価系といえる。このことは先行技術からみて全く予期できないことであり、今回本発明者らが実験により初めて確認したことである。また、本発明の方法では酵素基質を必要としないため、大幅なコストダウンが図られる。

[0015]

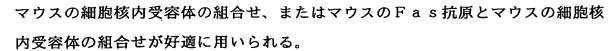
【発明の開示】

本発明は、

- (i) 新規なレポーター遺伝子DNAを含むプラスミドDNA、
- (ii) 前記プラスミドDNAと公知のエフェクター蛋白をコードするDNAで形質転換された形質転換体、
- (iii) 前記両DNAを有効成分として含有するガンまたは自己免疫疾患の治療 剤、および
- (iv) 前記形質転換体を用いる細胞核内受容体のリガンドの検出方法に関する。

[0016]

本発明においては、Fas抗原および細胞核内受容体は、哺乳動物由来のもの、例えば、ヒト、サル、イヌ、ネコ、マウス、ラット、モルモット由来のものが用いられる。Fas抗原および細胞核内受容体は、好ましくは互いに同じ種のものが用いられるが、異なった種のものを用いてもよい。本発明では互いに異なった種のものを用いてもシグナル伝達が行えることが確認されている。例えば、ヒトのFas抗原とヒトの細胞核内受容体の組合せ、マウスのFas抗原とヒトの細胞核内受容体の組合せ、ヒトのFas抗原とラットの細胞核内受容体の組合せ、ヒトのFas抗原と



[0017]

本発明に用いられるFas抗原の膜貫通領域と機能発現領域を含むアミノ酸配列、および細胞核内受容体のリガンド結合領域を含むアミノ酸配列としては、各領域に相当する部分だけを用いてもよいが、それ以外に、各領域に相当する部分の両端(N末端および/またはC末端)に、フランキング領域(機能領域に関与しない領域、アミノ酸配列にして数10個、好ましくは60個以下)を含んだものを用いてもよい。さらに、所望の場合には、Fas抗原の膜貫通領域のN末端には、シグナルペプチド領域を含むアミノ酸配列を結合していてもよい。各領域に相当するアミノ酸配列としては、天然のアミノ酸配列だけでなく、本来のFas抗原が有するアポトーシス機能または細胞核内受容体が有するリガンド結合機能を損なわない程度に、アミノ酸が欠損、置換、付加および/または挿入されたものを用いることができる。

[0018]

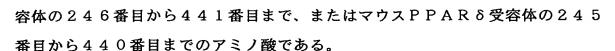
本発明で用いられるFas抗原のうち、ヒトFas抗原の膜貫通領域と機能発現領域を含むアミノ酸配列としては、145番目のSerから319番目のValがあり、マウスFas抗原では136番目のSerから305番目のLeuまでの配列が好適に用いられる。また、シグナルペプチド領域を含むアミノ酸配列としては、ヒトFas抗原では-16番目から23番目までの配列、そしてマウスFas抗原では-21番目から14番目までの配列が好適に用いられる。

[0019]

本発明で用いられるエフェクター蛋白中の細胞核内受容体としては、グルココルチコイド受容体、プロゲステロン受容体、ミネラルコルチコイド受容体、アンドロジェン受容体、エストロジェン受容体等のステロイド受容体、レチノイドX受容体、レチノイン酸受容体等のレチノイド受容体、ペルオキシソーム増殖薬活性化受容体、ビタミンD3受容体、または甲状腺ホルモン受容体が挙げられる。好適には、ヒトまたはラットのエストロジェン受容体、ヒトまたはマウスのレチノイドX受容体α、レチノイドX受容体βまたはレチノイドX受容体γあるいは

[0020]

それぞれ受容体のリガンド結合領域は既に知られており [Science, 240, 889( 1988), Mol. Endocrinology, 6, 1634(1992), Biochem. Biophys. Res. Commun. , 224, 431(1996), J. Steroid Biochem. Molec. Biol., 51, 157(1994), Proc. Natl. Acad. Sci. USA, <u>91</u>, 7355(1994)参照]、例えば、ヒトグルココルチコ イド受容体では528番目から777番目まで、ヒトプロゲステロン受容体では 680番目から934番目まで、ヒトミネラルコルチコイド受容体では734番 目から984番目まで、ヒトアンドロジェン受容体では676番目から919番 目まで、ヒトエストロジェン受容体では311番目から551番目まで、ラット エストロジェン受容体では307番目から557番目まで、ヒトレチノイドX受 容体αでは225番目から462番目まで、ヒトレチノイドΧ受容体βでは29 7番目から526番目まで、マウスレチノイドX受容体αでは230番目から4 67番目まで、マウスレチノイドX受容体βでは171番目から410番目まで 、マウスレチノイドX受容体γでは229番目から463番目まで、ヒトレチノ イン酸受容体αでは198番目から462番目まで、ヒトレチノイン酸受容体β では191番目から448番目まで、ヒトレチノイン酸受容体γでは200番目 から454番目まで、マウスレチノイン酸受容体αでは198番目から462番 目まで、マウスレチノイン酸受容体βでは190番目から448番目まで、マウ スレチノイン酸受容体  $\gamma$  では 2 0 0 番目から 4 5 8 番目まで、ヒトビタミン  $D_3$ 受容体では192番目から427番目まで、ヒト甲状腺ホルモン受容体αでは1 83番目から410番目まで、ヒト甲状腺ホルモン受容体βでは232番目から 4 5 6番目まで、ヒトPPARγ (ヒトPPARγ1サブタイプ) 受容体の2 8 0番目から478番目まで、マウスΡΡΑΚγ (マウスΡΡΑΚγ1サブタイプ ) 受容体の280番目から475番目まで、ヒトPPARα受容体の273番目 から468番目まで、マウスPPARα受容体の273番目から468番目まで 、ラットPPARα受容体の274番目から468番目まで、ヒトPPAR6受



[0021]

好適には、ヒトエストロジェン受容体の311番目から551番目まで、ラッ トエストロジェン受容体の307番目から557番目まで、ヒトレチノイドX受 容体αの225番目から462番目まで、ヒトレチノイドX受容体βの297番 目から526番目まで、マウスレチノイドX受容体αの230番目から467番 目まで、マウスレチノイドX受容体βの171番目から410番目まで、マウス レチノイドX受容体γの229番目から463番目まで、ヒトレチノイン酸受容 体αの198番目から462番目まで、ヒトレチノイン酸受容体βの191番目 から448番目まで、ヒトレチノイン酸受容体γの200番目から454番目ま で、マウスレチノイン酸受容体αの198番目から462番目まで、マウスレチ ノイン酸受容体βの190番目から448番目まで、マウスレチノイン酸受容体 γの200番目から458番目まで、ヒトPPARγ (ヒトPPARγ1サブタ イプ) 受容体の280番目から478番目まで、マウスΡΡΑRγ(マウスΡΡ ARγ1サブタイプ)受容体の280番目から475番目まで、ヒトPPARα 受容体の273番目から468番目まで、マウスPPARα受容体の273番目 から468番目まで、ラットΡΡΑ Rα 受容体の274番目から468番目まで 、ヒトPPARδ受容体の246番目から441番目まで、またはマウスPPA Rδ受容体の245番目から440番目までの配列が用いられる。

[0022]

より好適には、ヒトエストロジェン受容体の281番目から595番目まで、ラットエストロジェン受容体の286番目から600番目まで、ヒトレチノイン酸受容体αの176番目から462番目まで、マウスレチノイン酸受容体αの177番目から458番目まで、ヒトPPARγ(ヒトPPARγ1サブタイプ)受容体の166番目から478番目まで(ヒトPPARγ2サブタイプでは194番目から506番目に相当する)、マウスPPARγ(マウスPPARγ1サブタイプ)受容体の164番目から475番目まで(マウスPPARγ2サブタイプでは194番目から505番目に相当する)、ヒトPPARα受容体の15

6番目から468番目まで、マウスPPARα受容体の157番目から468番目まで、ラットPPARα受容体の157番目から468番目まで、ヒトPPARδ受容体の129番目から441番目まで、またはマウスPPARδ受容体の128番目から440番目までの配列が用いられる。

[0023]

本発明において用いられる、より好ましいエフェクター蛋白としては、

(i) Gal4蛋白のDNA結合領域の1番目から147番目までのアミノ酸配列のC末端に、ヒトPPAR 71受容体の176番目のセリン(Ser)から478番目のチロシン(Tyr)までのアミノ酸配列を結合させたエフェクター蛋白、

[0024]

(ii) Gal4蛋白のDNA結合領域の1番目から147番目までのアミノ酸配列のC末端に、マウスPPAR 71受容体の174番目のセリン (Ser) から475番目のチロシン (Tyr) までのアミノ酸配列を結合させたエフェクター蛋白、

[0025]

(iii) Gal4蛋白のDNA結合領域の1番目から147番目までのアミノ酸配列のC末端に、ヒトPPARィ2受容体の204番目のセリン(Ser)から506番目のチロシン(Tyr)までのアミノ酸配列を結合させたエフェクター蛋白、

[0026]

(iv) Ga14蛋白のDNA結合領域の1番目から147番目までのTミノ酸配列のC末端に、マウス $PPAR_{7}2$ 受容体の204番目のセリン (Ser) から 505番目のチロシン (Tyr) までのTミノ酸配列を結合させたエフェクター蛋白、

[0027]

(v) Gal4蛋白のDNA結合領域の1番目から147番目までのアミノ酸配列のC末端に、ヒトPPARα受容体の178番目のセリン(Ser)から467番目のチロシン(Tyr)までのアミノ酸配列を結合させたエフェクター蛋白

[0028]

(vi) Gal4蛋白のDNA結合領域の1番目から147番目までのアミノ酸配列のC末端に、マウスPPAR  $\alpha$  受容体の167番目のセリン(Ser)から468番目のチロシン(Tyr)までのアミノ酸配列を結合させたエフェクター蛋白、

[0029]

(vii) Gal4蛋白のDNA結合領域の1番目から147番目までのアミノ酸配列のC末端に、ヒトPPARδ受容体の139番目のセリン(Ser)から441番目のチロシン(Tyr)までのアミノ酸配列を結合させたエフェクター蛋白、および

[0030]

(vii) Gal4蛋白のDNA結合領域の1番目から147番目までのアミノ酸配列のC末端に、マウスPPAR  $\delta$  受容体の138番目のセリン(Ser)から 440番目のチロシン(Tyr)までのアミノ酸配列を結合させたエフェクター蛋白が挙げられる。

[0031]

本発明のレポータープラスミド内に繰り返し構造として含まれるGal4蛋白の応答配列であるUASとしては既に知られているものを用いた(Cell, 83, 803(1995)およびCell, 83, 813(1995)参照)。すなわち、5'-CGACGGAGTACTGTCCTCCGAGCT-3'の配列を数回、具体的には3回以上、好ましくは4回、より好ましくは5回繰り返した配列である。

[0032]

本発明のプロモーターとしてはSV40、HSV、LTR、メタロチオネインプロモーター、チミジンキナーゼ (TK) プロモーターである。好ましくは、TKプロモーターである。より具体的には、プラスミドpTK $\beta$  (クロンテック社、Cat. No. 6179-1) に用いられているように(pTK $\beta$ のマップで165番目から945番目までに相当)、転写開始点を1としてTKプロモーターのmRNAの-727番目から56番目までが好ましい。より好ましくはTKプロモータ

-のmRNAの-105番目から51番目までである。

[0033]

本発明には、本発明のレポータープラスミドをコードするDNAも含まれる。 よく知られているように、ひとつのアミノ酸をコードするコドンは1~6種類( 例えば、メチオニン(Met)は1種類、ロイシン(Leu)は6種類)知られ ている。従って、アミノ酸配列を変えることなくDNAの塩基配列を変えること ができる。

[0034]

本発明には、本発明のレポータープラスミドをコードするDNAのうちFas 蛋白ポリペプチドとして同一となるDNA配列全ての塩基配列群が含まれる。塩 基配列を変えることによって、融合蛋白の生産性が向上することがある。

本発明のレポータープラスミドをコードするDNAは、以下の方法に従って作 製することができる。

[0035]

すなわち、

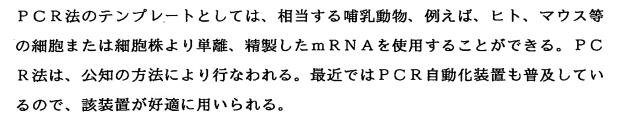
- (i) Fas抗原と細胞核内受容体のアミノ酸配列のうち、必要とする領域を含むアミノ酸配列をコードするDNAをポリメラーゼチェインリアクション (PCR) 法により増幅し、
- (ii) 適当なベクターに、Fas抗原より得られたPCR生成物を組み込み、続いて、細胞核内受容体より得られたPCR生成物を組み込むことにより行なわれる。

[0036]

より詳細に説明すると、

工程(i)は融合に必要な部品をPCR法により増幅する工程である。Fas 抗原の場合は、膜貫通領域と機能発現領域を含むアミノ酸配列をコードする塩基 配列を化学合成し、プライマーとして用いる。また、細胞核内受容体の場合は、 リガンド結合領域を含むアミノ酸配列をコードする塩基配列を化学合成し、プラ イマーとして用いる。

得られたプライマーの5′末端には特定の制限酵素サイトを設けておく。また



[0037]

工程(ii)は、発現ベクター中でGal4のDNA結合領域と核内受容体リガンド結合領域に相当するDNAを融合する工程である。本工程に用いられるプラスミドベクターとしては大腸菌内で機能するもの(例えば、pBR322)や枯草菌内で機能するもの(例えば、pUBl10)が多数知られているが、いずれであっても好適に用いられる。また、直接発現ベクターに組み込むことも可能である。

[0038]

哺乳動物細胞で発現させる場合、適当なベクター (例えば、レトロウイルスベクター、パピローマウイルスベクター、ワクシニアウイルスベクター、SV40系ベクター等)中の適当なプロモーター (例えば、SV40プロモーター、LTRプロモーター、メタロチオネインプロモーター等)の下流に、Gal4のDNA結合領域、次いで細胞核内受容体の当該PCR産物を挿入して発現ベクターを作製する。好適には、pCMX (Cell, 66, 663(1991)に記載されている。)やpSV (Anal. Biochem., 188, 245(1990)に記載されている。)が用いられる。

[0039]

工程 (iii)はレポータープラスミドを製造する工程である。本工程に用いられるプラスミドベクターは前述したように大腸菌内で機能するものや枯草菌内で機能するもの、いずれであってもよい。また、直接発現ベクターに組み込むことも可能である。5′上流からGal4応答配列の繰り返し構造、単純ヘルペスウイルスチミジンキナーゼプロモーター、Fas構造蛋白をコードするDNAの順にタンデムに配座したDNAを含むプラスミドはその由来が大腸菌で機能するベクターであるか、哺乳動物細胞で機能するベクターであるかによって目的がかなえられる。前述したように、例えばori領域とプロモーター制御因子、そしてひとつまたはそれ以上の選択的マーカー遺伝子を含んでいてもよい。哺乳動物細胞

#### 特平 9-171440

を用いる場合には、前記の哺乳動物細胞内で機能するプラスミドを用いて適当な哺乳動物細胞を形質転換し、これを適当な培地で培養することによって、これらの細胞がFas蛋白発現依存性に死滅する検定細胞となる。

#### [0040]

哺乳動物細胞で発現させる場合には、所望によりFas抗原のシグナルペプチ ド領域をコードする塩基配列のPCR産物をプロモーターのすぐ下流に挿入する ことができる。

#### [0041]

本発明のDNAからなる複製または発現ベクターとしては、例えば、ori領域と、必要により上記DNAの発現のためのプロモーター、プロモーターの制御因子などからなるプラスミド、ウイルスまたはファージベクターが挙げられる。ベクターはひとつまたはそれ以上の選択的マーカー遺伝子(例えば、ネオマイシン耐性遺伝子、ブラスチサイジンS耐性遺伝子)を含んでいてもよい。

#### [0042]

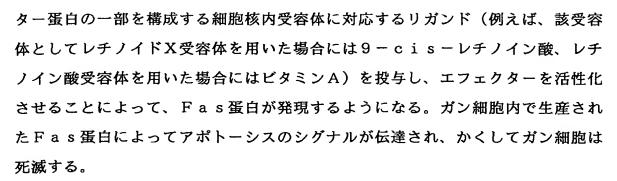
また、本発明の蛋白発現系としては、前記の哺乳動物細胞内で機能する発現ベクターで適当な哺乳動物細胞(例えば、サルCOS-7細胞、チャイニーズハムスターCHO細胞、マウスし細胞、マウス繊維芽細胞、ヒトガン細胞等)を形質転換し、形質転換体を適当な培地で培養することによって、目的とする融合蛋白を生産することができる。以上のようにして得られたポリペプチドは、一般的な生化学的方法によって単離精製することができる。

本発明には、本発明のDNAからなる複製または発現ベクターで形質転換された宿主細胞が含まれる。

#### [0043]

#### 【発明の効果】

このようにして得られた本発明のプラスミドDNAは、ガンまたは自己免疫疾患治療剤として用いることができる。すなわち、本発明のプラスミドDNAを含む発現ベクターをガン病巣部または自己免疫疾患病巣部にターゲティング法(例えば、リポソーム内に封じ込めて)により局所的に投与する。このベクターは病巣部のガン細胞内に侵入し、遺伝子に入り込む。しかる後に、本発明のエフェク



[0044]

さらに、本発明のプラスミドDNAは、細胞核内受容体に対するアゴニストまたはアンタゴニストのスクリーニング法として広範に利用することができる。すなわち、本発明に用いられるエフェクター蛋白(Gal4のDNA結合領域下流に種々の核内受容体のリガンド結合領域をコードするDNAを含む発現ベクターDNA)をコードするDNAおよびレポーターDNAを含む発現ベクターを導入している細胞に、検体を添加する。もし細胞が死ねば、検体はアゴニスト活性を有していることを示し、またアゴニスト存在下に細胞が生存すれば、検体はアンタゴニスト活性を有していることが判明する。

[0045]

本発明のスクリーニング方法では細胞核内受容体の機能を変化させうるリガンドや化合物の高速評価が可能であり、効果(結果)が細胞死となって表われるので、その判定が容易であり、操作自体も簡便である。さらに、エフェクター蛋白としてGal4のDNA結合領域下流に種々の核内受容体のリガンド結合領域をコードするDNAを配置することによって、リガンド未知のオーファン受容体を含む核内受容体に作用する化合物の検索ができる一般性のある方法である。もちろん、オーファン核内受容体の生理的リガンドの探索も可能である。具体的には予想されうる生理的リガンド候補や血清の部分分画標品を上記細胞に添加し、細胞死の有無によってリガンドの同定やリガンド活性を担う分画の精製に利用できる。

[0046]

また、本発明の方法は個々の値の振れが小さく、実験間の比較ができ、非常に安定している。以上のことは、特に多検体高速評価において威力を発揮する。さ

らに実際汎用されている自動測定器 (ロボット) では必ず吸光度測定器が付属されているので、ロボット対応型の化合物評価系といえる。さらに、この本発明のスクリーニング方法は酵素基質を必要としないため、コストダウンが図れる。

[0047]

#### 【実施例】

以下に、本発明を実施例によって、より詳細かつ具体的に説明するが、もちろんこれによって本発明が制限されるものではない。

[0048]

実施例1:マウスFas抗原のPCR生成物の調製

フクナガ (Fukunaga) らの報告 (J. Immunology, <u>148</u>, 1274(1992)参照) または垣塚 (Kakizuka) らの公開特許 (特開平7-316200号参照) に従い、マウスFa s 抗原の構造により以下のプライマーを調製した。

[0049]

F1:131番目から143番目までのアミノ酸配列:ProCysThrAlaThrSerAsnThrAsnCysArgLysGlnの構造に相当し、5′側の一部に制限酵素Hind IIIサイトを導入したセンスプライマー:5′ーCCAAGCTTGGCGACCAGCAATACAAACTGCAGGAAAC-3′(配列番号1)を合成した。

[0050]

R1:298番目から306番目(C末端)までのアミノ酸配列:AsnGluAsnGlnGlyGlnCysLeuGluおよび3′非翻訳領域の一部に相当し、さらに3′側の一部にBamHIサイトを導入したアンチセンスプライマー:5′-TCAGGATCCAGACATTGTCCTTCATTTTCATT-3′(配列番号2)を合成した。

[0051]

マウスT細胞株、RLM-11 (Cell,  $\underline{68}$ , 1109(1992)に記載)より得られた mRNAを鋳型として用い、F1とR1をPCRプライマーとして用いて、サーマルシークエンサー (Perkin Elmer社 GeneAmp PCR System 9600)を使用して、95℃で180秒×1→(95℃で60秒、55℃で60秒、72℃で60秒)

×15→72℃で180秒の条件でRT-PCRを行なった。結果、約520bpの断片(以下、MFasと記す。)を得、pBluescript(商品名,プロメガ社)マルチクローニングサイトHind III、BamHI 制限酵素部位に組み込んだ(以下、pBSMFasと略記する。)。

[0052]

実施例2:ヒトPPARαまたはγ受容体のPCR生成物の調製

マクハジェ (R. Mukherjee) ら (J. Steroid Biochem. Molec. Biol., <u>51</u>, 15 7(1994)参照)、グリーン (M. E. Greene) ら (Gene Expreesion, <u>4</u>, 281(1995) 参照) またはエルブレヒト (A. Elbrecht) らBiochem. Biophys. Res. Commun., <u>224</u>, 431(1996)参照) に記載されたヒトPPARαまたはγの受容体の構造より以下のプライマーを調製した。

[0053]

F2:ヒトPPAR $\alpha$ の5′非翻訳領域とN末端アミノ酸Met $^{1}$ -Va $^{1}$ に相当するセンスプライマー: 5′-AACCAGCACCATCTGGTCGCGATGGT-3′(配列番号3)を合成した。

[0054]

R2:ヒトPPAR $\alpha$ の3′非翻訳領域とアミノ酸停止コドンを含むアンチセンスプライマー:5′-AGGTGTGGCTGATCTGAAGGAACTCA-3′(配列番号4)を合成した。

[0055]

F3:ヒトPPAR $\gamma$ ( $\gamma$ 1サブタイプ)の5、非翻訳領域とN末端アミノ酸Met $^{1}$ -I1e $^{2}$ に相当するセンスプライマー:5、-AGAAATGACCATGGTTGACACAGAGA-3、(配列番号5)を合成した。

[0056]

R3:ヒトPPAR $\gamma$ ( $\gamma$ 1サブタイプ)の3<sup>1</sup>非翻訳領域に相当するアンチセンスプライマー:5<sup>1</sup>ーAAATGTTGGCAGTGGCTCAGGACTCT-3<sup>1</sup>(配列番号6)を合成した。

[0057]

ギブコBRL (GIBCO BRL) 社のスーパースクリプト・ヒューマンリバーcD

NAライブラリー (Superscript Human Liver cDNA Library, 商品名), Cat. No. 10422-012)をcDNAライブラリーとしてF2とR2あるいはF3とR3をPCRプライマーとして用いて、サーマルシークエンサー (Perkin Elmer社 GeneAmp PCR System 9600)を使用して、95℃で120秒×1→(95℃で60秒、60℃で90秒、72℃で120秒)×30→72℃で180秒の条件でPCRを行なった、その結果、1450bpのヒトPPARα、1469bpのヒトPPARγを得、ノバゲン (Novagen)社のT-ベクター (pT7Blue-T vector, Cat. No. 69836-1)に組込み全塩基配列を確認した。

[0058]

実施例3:エフェクター蛋白発現系: Gal4蛋白と核内受容体リガンド結合領域の融合蛋白(Gal4キメラ受容体蛋白)をコードする c DNAを含む発現ベクターの構築

東洋インキ社のピカジーン・ベーシックベクター2 (Pica Gene Basic Vector 2 (登録商標), PGBV2, Cat. No. 309-04821) を基本ベクターとして用い、構造遺伝子としてGal4キメラ受容体蛋白がSV40プロモーター支配下に発現するベクターを構築した。すなわち、PGBV2のルシフェラーゼ構造遺伝子を制限酵素Ncol、Xbalで切出し、以下のように作製したGal4キメラ 受容体蛋白をコードするcDNAを挿入することで完成した。

[0059]

(1)Ga14転写因子のDNA結合領域をコードするDNAのと発現ベクター への組込み

酵母の基本転写因子Gal4蛋白のDNA結合領域cDNAをpGBT9(クロンテック社、Cat. No. K1605-A)を鋳型としてGal4の1番目から147番目までのアミノ酸をコードするDNA断片を実施例2と同反応条件でPCR増幅した。用いたプライマーは下記F4とR4である。

[0060]

F4:Gal4のDNA結合領域N末端側1番目から8番目までのアミノ酸および5′側の一部に<math>HindIII サイトと哺乳動物細胞内で有効に蛋白発現させる目的でコザック (kozak) 配列を付したセンスプライマー: 5′-GCAAGC



[0061]

R4:Gal4のDNA結合領域C末端側141番目から147番目までのアミノ酸および5′側の一部にNcoIサイトを付したアンチセンスプライマー:5′ーAGCCATGGCCGGCGATACAGTCAACTGTCTTTG-3′(配列番号8)を合成し、実施例2と同反応条件でPCR増幅した。その結果、約465bpの増幅DNA断片は全塩基配列を確認し、PGBV2ベクター内のHind III/NcoI部位と組換した(以下、pGVgalと略記する。)。

[0062]

(2) ヒトPPARγリガンド結合領域をコードするDNA断片の獲得およびG a 14-ヒトPPARγキメラ受容体蛋白発現ベクターの構築

実施例 2 に従ってヒト肝臓 c DNAライブラリーから単離したヒトPPAR  $\gamma$  全長 c DNAを鋳型として、ヒトPPAR  $\gamma$  リガンド結合領域を含む S e r  $^{176}$  T y r  $^{478}$  e コードする DNA 断片を下記プライマーを合成し、実施例 1 と同反応条件で P C R 増幅した。

[0063]

F5:Ser<sup>176</sup>からIle<sup>185</sup>、5'側にNcoIサイト、SV40T抗原由来の核移行シグナル(AlaProLysLysLysArgLysValGly)、およびBamHIサイトを順に並べたセンスプライマー:5'-GCCATGCCTAAGAAGAAGCGTAAGGTAGGATCCCATAATGCCATCAGGTTTGGGCCGGATC-3'(配列番号9)を合成した。

[0064]

R5:Glu<sup>472</sup>からTyr<sup>478</sup>、SalIサイトに続いて発現蛋白質の検出用に エピトープタグシークエンスとしてインフルエンザのヘマグルチニンエピトープ (TyrProTyrAspValProAspTyrAla)、翻訳停止コド ンおよびXbaIサイトを順に並べたアンチセンスプライマー:5'-CCTC TAGACTAGCTGGCATAGTCGGGCACGTCGTAGGGGT AGTCGACGTACAAGTCCTTGTAGATCTCC-3'(配列番号10)を合成し、前記したpGVgalのGal4DNA結合領域をコードするDNA下流のNcol/ルシフェラーゼ構造遺伝子下流のXbal部位からルシフェラーゼ構造遺伝子を切出し、ヒトPPARγリガンド結合領域をコードするDNA断片とを入れ替え、目的とするエフェクター蛋白の発現ベクターを得た(以下、pGVgal/γLBDと略記する。)。

[0065]

(3) ヒトPPARαリガンド結合領域をコードするDNA断片の獲得およびGal4-ヒトPPARαキメラ受容体蛋白発現ベクターの構築

ヒトPPAR  $\alpha$ リガンド結合領域を含む下記プライマーを合成し、実施例 2 と同反応条件でPCR増幅し、PPAR  $\alpha$ リガンド結合領域構造遺伝子を合成した。このようにして得られたPPAR  $\alpha$ リガンド結合領域構造遺伝子を前記で合成した p G V g al l r L B D r D

[0066]

F6:ヒトPPARαアミノ酸のSer<sup>167</sup>からArg<sup>175</sup>に相当し、その5'側にBamHIサイトを有するセンスプライマー:5'-CACGGATCCCACAACGCGATTCGTTTTGGACGA-3'(配列番号11)を合成した。

[0067]

R6:ヒトPPAR a アミノ酸のGln 461からTyr 468に相当し、その5'側にSalIサイトを有するアンチセンスプライマー:5'ーATGGTCGACGTACATGTCCCTGTAGATCTCCTG-3'(配列番号12)を合成した。

[0068]

実施例4:レポーター遺伝子:Gal4転写因子応答配列下にTKプロモーター、さらにMFas構造遺伝子を配したレポータープラスミドの構築

単純ヘルペスウイルスチミジンキナーゼ(TK)プロモーター支配下の発現ベクターpTKβ(クロンテック社、Cat. No. 6179-1)を用いた。pTKβのβガラクトシダーゼ構造遺伝子上流および下流のNotIサイトを消化し、平滑化した。次に挿入するDNA断片であるMFas蛋白をコードするDNAをpBSMFasからHind III、BamHIの両制限酵素で消化し、切出した後、平滑化した。両DNA断片をライゲートし、TKプロモーター下流にMFas構造遺伝子が順方向に連結したクローンを選択した。得られた約4400bpのプラスミドpTK-MFasはTKプロモーター支配下にMfas蛋白をコードするDNAを配している。次いでプラスミドpTK-MFas内TKプロモーター上流のSalIサイトを消化し、平滑化後、マルチクローニングサイトをリンカーDNA(配列番号13、EcoRI-SalI-KpnI-EcoRV-SacI-otI):

- 5'-GAATTCGTCGACGGTACCGATATCGAGCTCGCGGCCGC-3'
- 3'-CTTAAGCAGCTGCCATGGCTATAGCTCGAGCGCCGGCG-5'

として挿入し、pTK-MFas-ML1 (5'-EcoRI-SalI-KpnI-EcoRV-SacI-NotI-3')とした。

[0069]

基本単位を4回繰り返し、両側末端にSalIサイト/SacIサイトをもち Gal4応答配列: 5′-T (CGACGGAGTACTGTCCTCCG)<sub>4</sub> AGCT-3′(配列番号14)をpTK-MFas-ML1マルチクローニングサイト内のSalI-SacI部位へ挿入することによってエンハンサー領域 とした。その結果、4×UASに続いてTKプロモーター、MFas構造遺伝子を配するp4×UAS-TK-MFas(約4600bp)を構築した。

[0070]

線維芽細胞L929に導入した。Exp. Cell Res., 197, 229(1991)に記載された方法(ブラスチサイジンS選択)にて安定導入された細胞を選択した。

[0071]

実施例5:リガンド応答クローンの選択

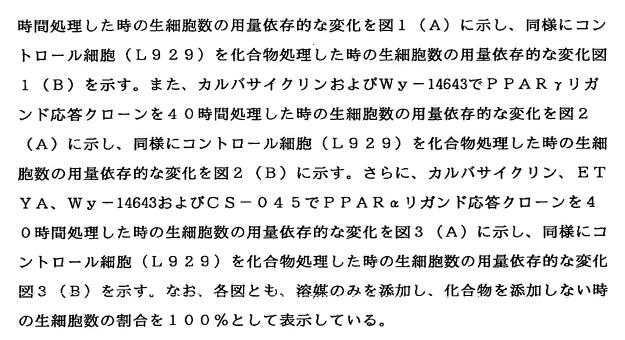
1~2週間の選択後、観測されたコロニーを限界希釈法にてセルクローニング し、増殖させた。例えば、各サブクローン $2 \times 10^4$ 個 $/100 \mu 1$ の割合で10%牛胎児血清(FCS)を含む最少イーグル培地 (Earle's MEM) に浮遊させ 、96穴マイクロタイタープレートに分配し、5%炭酸ガス中で37℃で4~6 時間培養した。PPARァリガンドとして知られているCS-045およびBR L-49653 (Cell, 83, 863(1995)、Endocrinology, 137, 4189(1996)およびJ. M ed. Chem.,  $\underline{39}$ , 665(1996)参照)、PPAR $\alpha$ リガンドとして知られているカル バサイクリンおよびETYA (J. Steroid Biochem. Molec., 51, 157(1994)、e 11 Structure and Function,  $\underline{18}$ , 267(1993), Gene & Development,  $\underline{10}$ , 974(19 96)およびEur. J. Biochem., 233, 242(1996)参照) を用いてリガンド添加条件 で有意に死滅する細胞を選択した。すなわち、これらの化合物の最終濃度10μ Mの2倍濃度の試料100μ1を同培養ウェル中に添加し、さらに40時間培養 した。上清を捨てた後に、クリスタルバイオレット液(0.75%クリスタルバイオ レット-0.25% N a C 1-1.75%ホルムアルデヒドの50%エタノール液)に、 室温で20分間浸し、ホスフェートバッファーセーライン(PBS)によるプレ ート洗浄を2回繰返して生存細胞を染色した (Cell, 66, 233(1991)参照)。プ レートは直接マイクロプレートリーダーで570nmの吸光度を測定した。

[0072]

実施例 6: PPARγおよびαリガンドのプラスミド安定導入L929細胞を用いた殺細胞アッセイ

実施例5で得られた最も応答能の高いクローンを上記の方法で培養し、この培養細胞を用いて、上記の化合物を上記の方法で細胞死を起こさせ、生残細胞を染色し、吸光度を測定した。細胞死は24時間後から有意に出現し、36~40時間ではプラトー域に到達して完結した。

CS-045およびBRL-49653でPPAR7リガンド応答クローンを40



[0073]

図1から明らかなように、エフェクター蛋白Gal4ーヒトPPARγキメラ 受容体蛋白の発現ベクターを安定導入した細胞ではPPARγアゴニストとして 知られているCS-045およびBRL-49653はL929細胞に対し、直接的 な毒性を示さないが、応答細胞を有意に死滅させ、しかも用量依存的な細胞死を 示した。しかも、同じPPARγアゴニストであってもPPARγ蛋白との結合 親和性が高い、あるいは転写活性化能の大きな化合物 (Biochem. Biophys. Res. Commun., 224, 431(1996)参照) ほど低濃度から著明な殺細胞作用を示した。

[0074]

図2から明らかなように、PPAR $\alpha$ アゴニストとして知られているカルバサイクリンやPPAR $\alpha$ 受容体アゴニストとして知られているWy-14643に対しては毒性を示さない各々 $10\mu$ M、 $100\mu$ M以下の濃度では細胞死を示さない。特に、カルバサイクリンがPPAR $\gamma$ アゴニスト活性を示さない $10\mu$ M以下の濃度 (Genes & Development, 10, 974(1996)参照)では、このPPAR $\gamma$ リガンド応答細胞では全く細胞死を示さない。

[0075]

図3から明らかなように、 $PPAR\alpha P$ ゴニストとして知られているカルバサイクリン、ETYAおよびWy-14643に対しては用量依存的な細胞死を示す。

#### 特平 9-171440

一方、 $PPAR\gamma$ アゴニストとして知られているCS-045に対しては毒性を示さない $10\mu$ M以下の濃度では細胞死を示さない。しかも、同じ $PPAR\alpha$ アゴニストであっても $PPAR\alpha$ 蛋白との結合親和性が高い、あるいは転写活性化能の大きな化合物ほど低濃度から著明な殺細胞作用を示した。

# [0076]

以上の図1、図2および図3の結果から、機能的なMFasペプチドの過発現によって細胞死がメディエートされること、PPARγリガンド応答細胞はPPARαリガンドの作用強度に、一方、PPARαリガンド応答細胞はPPARαリガンドの作用強度によく相関して細胞死を起こすことが判明した。さらに、PPARのみならず他の核内受容体においても、またヒトのみならず別の動物種由来のPPARであっても細胞死は生じた。本発明のレポーターアッセイで評価される核内受容体リガンドはプラスミドを安定導入したリガンド高応答クローンの獲得によって、その核内受容体に特異的なリガンドが簡便に評価できる特異な方法である。しかもレポーターアッセイで評価しうる被験化合物の作用量は本発明のシステムにおける殺細胞作用を示す濃度域と極めて一致しており、各リガンドの作用強度も併せて評価することができる優れた方法である。

[0077]

【配列表】

配列番号:1

配列の長さ:35

配列の型:核酸

鎖の数:1本鎖

トポロジー:直鎖状

配列

CCAAGCTTGG CGACCAGCAA TACAAACTGCAG GAAAC

[0078]

配列番号:2

配列の長さ:32

配列の型:核酸

鎖の数:1本鎖

トポロジー:直鎖状

配列

TCAGGATCCA GACATTGTCC TTCATTTTCA TT

[0079]

配列番号:3

配列の長さ:26

配列の型:核酸

鎖の数:1本鎖

トポロジー:直鎖状

配列

AACCAGCACC ATCTGGTCGC GATGGT

[0080]

配列番号:4

配列の長さ:26

配列の型:核酸

# 特平 9-171440

鎖の数:1本鎖

トポロジー:直鎖状

配列

AGGTGTGGCT GATCTGAAGG AACTCA

[0081]

配列番号:5

配列の長さ:26

配列の型:核酸

鎖の数:1本鎖

トポロジー:直鎖状

配列AGAAATGACC ATGGTTGACA CAGAGA

[0082]

配列番号:6

配列の長さ:26

配列の型:核酸

鎖の数:1本鎖

トポロジー:直鎖状

配列

AAATGTTGGC AGTGGCTCAG GACTCT

[0083]

配列番号:7

配列の長さ:37

配列の型:核酸

鎖の数:1本鎖

トポロジー:直鎖状

配列

GCAAGCTTCA CCATGAAGCT ACTGTCTTCT ATCGAAC

[0084]

配列番号:8

配列の長さ:33

配列の型:核酸

鎖の数:1本鎖

トポロジー:直鎖状

配列

AGCCATGGCC GGCGATACAG TCAACTGTCT TTG

[0085]

配列番号:9

配列の長さ:63

配列の型:核酸

鎖の数:1本鎖

トポロジー:直鎖状

配列

GCCATGGCTC CTAAGAAGAA GCGTAAGGTA GGATCCCATA ATGCCATCAG GTTTGGGCGG 60

ATC 63

[0086]

配列番号:10

配列の長さ:69

配列の型:核酸

鎖の数:1本鎖

トポロジー:直鎖状

配列

CCTCTAGACT AGCTGGCATA GTCGGGCACG TCGTAGGGGT AGTCGACGTA CAAGTCCTTG 60

TAGATCTCC 69

[0087]

配列番号:11

配列の長さ:33

配列の型:核酸

鎖の数:1本鎖

#### 特平 9-171440

トポロジー:直鎖状

配列

CACGGATCCC ACAACGCGAT TCGTTTTGGA CGA

[0088]

配列番号:12

配列の長さ:31

配列の型:核酸

鎖の数:1本鎖

トポロジー:直鎖状

配列

ATGGTCGACG TACATGTCCCTG TAGATCTCCT G

[0089]

配列番号:13

配列の長さ:38

配列の型:核酸

鎖の数:2本鎖

トポロジー:直鎖状

配列

GAATTCGTCG ACGGTACCGA TATCGAGCTC GCGGCCGC

CTTAAGCAGC TGCCATGGCT ATAGCTCGAG CGCCGGCG

[0090]

配列番号:14

配列の長さ:85

配列の型:核酸

鎖の数:1本鎖

トポロジー:直鎖状

配列

TCGACGGAGT ACTGTCCTCC GCGACGGAGT ACTGTCCTCC GCGACGGAGT ACTGTCCTCC 60

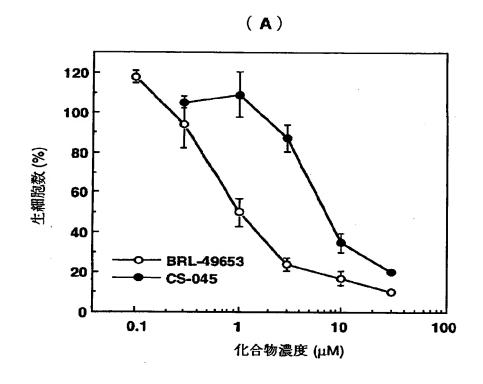
GCGACGGAGT ACTGTCCTCC GAGCT

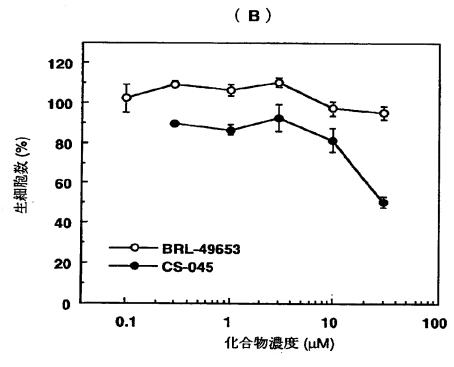
85

# 【図面の簡単な説明】

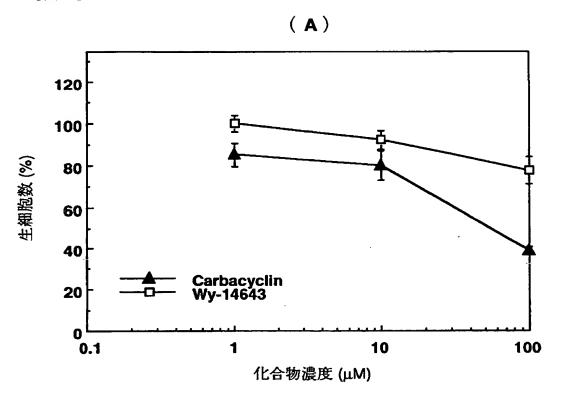
- 【図1】 PPAR γリガンド応答性のL929細胞を用いた殺細胞アッセイを行ない各化合物を処理後の生細胞数の用量依存的な変化を示すグラフであり、(A)はPPAR γリガンド応答細胞の場合を示し、(B)は正常細胞の場合を示す。
- 【図2】 PPAR γリガンド応答性のL929細胞を用いた殺細胞アッセイを行ない各化合物を処理後の生細胞数の用量依存的な変化を示すグラフであり、(A)はPPAR γリガンド応答細胞の場合を示し、(B)は正常細胞の場合を示す。
- 【図3】 PPAR α リガンド応答性のL929細胞を用いた殺細胞アッセイを行ない各化合物を処理後の生細胞数の用量依存的な変化を示すグラフであり、(A)はPPAR α リガンド応答細胞の場合を示し、(B)は正常細胞の場合を示す。

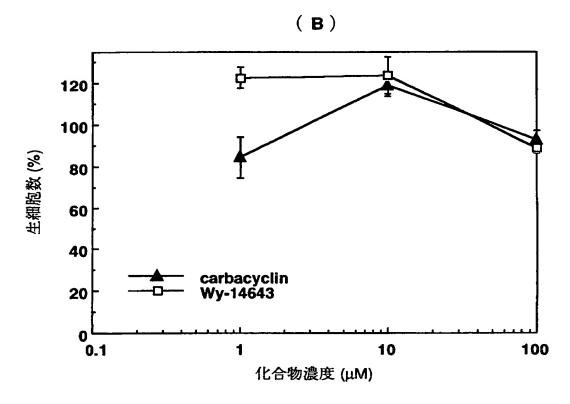
【書類名】 図面 【図1】

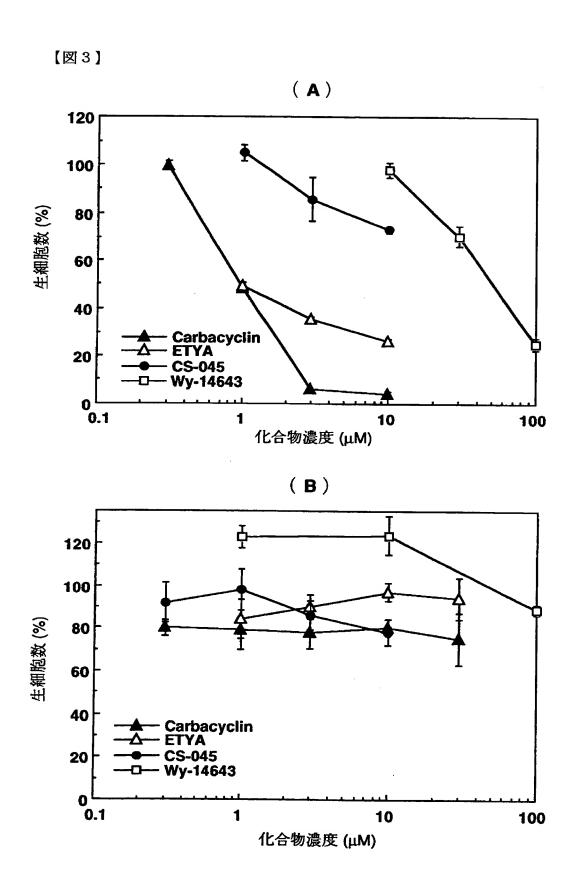




【図2】







# 【書類名】 要約書

#### 【要約】

【構成】 (i) 新規なレポーター遺伝子DNAを含むプラスミドDNA、(ii) 前記プラスミドDNAと公知のエフェクター蛋白をコードするDNAで形質転換された形質転換体、(iii) 前記両DNAを有効成分として含有するガンまたは自己免疫疾患の治療剤、および(iv) 前記形質転換体を用いる細胞核内受容体のリガンドの検出方法。

【効果】 本発明のレポーター遺伝子DNAを含むプラスミドDNAと公知のエフェクター蛋白をコードするDNAで形質転換された形質転換体は細胞核内受容体に対するリガンドが結合することによって、Fas抗原の機能(アポトーシス)が発現され、ガン治療剤または自己免疫疾患の治療剤、および細胞核内受容体のリガンドの検出方法として利用される。

【選択図】 なし

### 特平 9-171440

【書類名】

職権訂正データ

【訂正書類】

特許願

<認定情報・付加情報>

【特許出願人】

【識別番号】

000185983

【住所又は居所】

大阪府大阪市中央区道修町2丁目1番5号

【氏名又は名称】

小野薬品工業株式会社

【代理人】

申請人

【識別番号】

100081086

【住所又は居所】

東京都中央区日本橋人形町2丁目2番6号 堀口第

2ビル7階 大家特許事務所

【氏名又は名称】

大家 邦久

【代理人】

【識別番号】

100088719

【住所又は居所】

東京都中央区日本橋人形町2丁目2番6号 堀口第

2ビル7階 大家特許事務所

【氏名又は名称】

千葉 博史

# 出願人履歴情報

識別番号

[000185983]

1. 変更年月日 1990年 9月 2日

[変更理由] 新規登録

住 所 大阪府大阪市中央区道修町2丁目1番5号

氏 名 小野薬品工業株式会社

THIS PAGE BLANK (USPTO)